

(19) 日本国特許庁 (J P)

(12) 公表特許公報 (A)

(11) 特許出願公表番号

特表2002-514092

(P2002-514092A)

(43) 公表日 平成14年5月14日 (2002.5.14)

(51) Int.Cl. ⁷	識別記号	F I	チャート (参考)
C 1 2 N 1/20		C 1 2 N 1/20	A
A 6 1 K 7/16		A 6 1 K 7/16	
	4 0 1	9/70	4 0 1
	31/341	31/341	
A 6 1 P 1/02		A 6 1 P 1/02	

審査請求 未請求 予備審査請求 有 (全 61 頁) 最終頁に続く

(21) 出願番号 特願平11-504816
 (86) (22) 出願日 平成10年6月17日 (1998.6.17)
 (85) 翻訳文提出日 平成11年12月20日 (1999.12.20)
 (86) 国際出願番号 P C T / U S 9 8 / 1 2 7 2 8
 (87) 国際公開番号 W O 9 8 / 5 8 0 7 5
 (87) 国際公開日 平成10年12月23日 (1998.12.23)
 (31) 優先権主張番号 6 0 / 0 5 0 , 0 9 3
 (32) 優先日 平成9年6月18日 (1997.6.18)
 (33) 優先権主張国 米国 (US)
 (31) 優先権主張番号 0 9 / 0 9 8 , 8 7 5
 (32) 優先日 平成10年6月17日 (1998.6.17)
 (33) 優先権主張国 米国 (US)

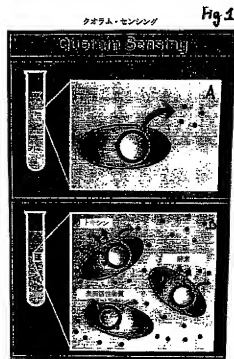
(71) 出願人 ザ リサーチ アンド デベロップメン
 ト インスティテュート、インク。
 アメリカ合衆国 59717-3980 モンタナ
 州 ボーズマン、ウエストカレッジ 1711
 (71) 出願人 ユニバーシティー オブ アイオワ リサ
 ーチ ファウンデーション
 アメリカ合衆国 52242-5000 アイオワ
 州 アイオワシティ、オークデールキャン
 パス 100、#214 ティーアイシー、オー
 クデールリサーチキャンパス
 (74) 代理人 弁理士 石田 喜樹 (外1名)

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 ホモセリラクトンバイオフィーム調節化合物及びそれらの利用法

(57) 【要約】

細菌の細胞対細胞の情報伝達の天然のプロセスを利用し、微生物によるバイオフィームの形成、存続及び分散を制御する方法。N-(3-オキシドデカノイル)-ε-ホモセリラクトン (OdHL) 及びN-ブチリル-ε-ホモセリラクトン (BHL) を組み合わせて、又は別々に加えるか、あるいはOdHL及びBHLの活性を高める又は阻害することとなる化学物質を加えることにより、産業、医療及び環境の場において細菌及び藻類のバイオフィームの形成、存続又は分散を阻害することができる。



【特許請求の範囲】

1. N-(3-オキソドデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体、及びその遮断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む組成を投与するステップを含む、バイオフィルムの発達を調節する方法。
2. バイオフィルムの発達を、N-(3-オキソドデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体を成長中の細菌培養株に加えることにより向上させ及び刺激する、請求項1に記載の方法。
3. バイオフィルムの発達を、N-(3-オキソドデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物を成長中の細菌培養株に加えることにより防止する、請求項1に記載の方法。
4. 前記バイオフィルムが、一体化した細菌の群集 ($> 10^5$) 集合体細菌により生ずる、請求項1に記載の方法。
5. バイオフィルム中の細菌細胞の解離及び分散を、ブチリルL-ホモセリンラクトンにより向上させる又は刺激する、請求項1に記載の方法。
6. バイオフィルム中の細菌細胞の解離及び分散を、ブチリルL-ホモセリンラクトンの添加、又は、ブチリルL-ホモセリンラクトンの類似体の添加により向上させる又は刺激することができる、請求項1に記載の方法。
7. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を投与するステップを含む、バイオフィルムの基質ポリマの発達を防止する方法。
8. 前記バイオフィルムの基質ポリマが、ポリペプチド又はポリサッカライドから選択される、請求項7に記載の方法。
9. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を投与するステップを含む、バイオフィルムを分散させる方法。
10. N-(3-オキソドデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体を含む組成を有効量投与するステップを含む、バイオフィルム分散を防止する方法。

11. 前記バイオフィルムが細菌の生成物である、請求項1に記載の方法。
12. 前記バイオフィルムが混合バイオフィルムである、請求項1に記載の方法。
13. 前記混合バイオフィルムが、細菌、真菌及びプロトゾアのうちの二つ又はそれ以上の生成物である、請求項12に記載の方法。
14. 前記組成がさらに界面活性剤を含む、請求項1に記載の方法。
15. 前記界面活性剤が、ドデシル硫酸ナトリウム、四級アンモニウム化合物、よう化ピリジニウムアルキル、トウィーン80、トウィーン85、トリトンX-100、ブリジ56、生物界面活性剤、ラムノリピド、サーファクテン、及びビスコンシン並びにスルホネートのうちのいずれかから選択される、請求項14に記載の方法。
16. 前記方法がさらに、0.2%又はそれより高いSDSによるバイオフィルムの分散を含む、請求項1に記載の方法。
17. 前記バイオフィルムが、ポリウロン酸、ポリサッカリド、ポリペプチド、アルギン酸塩及びこれらの混合物のうちの二つを含む、請求項1に記載の方法。
18. 前記組成がさらに3-オキソ-N-(テトラヒドロ-2-オキソ-3-フランイル)ヘキサナムドを含む、請求項7に記載の方法。
19. N-(3-オキソデカノイル)1-ホモセリンラクトン又はその類似体、遮断化合物及びブチリル-L-ホモ-セリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物と、担体とを含む、バイオフィルムの発達を調節するための組成。
20. 前記バイオフィルムが細菌の生成物である、請求項19に記載の組成。
21. 前記バイオフィルムが混合バイオフィルムである、請求項20に記載の組成。
22. 前記混合バイオフィルムが、細菌、真菌及びプロトゾアのうちの二つ又はそれ以上の生成物である、請求項21に記載の組成。
23. 前記組成がさらに界面活性剤を含む、請求項19に記載の組成。
24. 前記界面活性剤が、ドデシル硫酸ナトリウム、四級アンモニウム化合物、よう化ピリジニウムアルキル、トウィーン80、トウィーン85、トリトンX100、ブリジ56、生物界面活性剤、ラムノリピド、サーファクテン、及びビスコンシン並びにスルホネートのうちのいずれかから選択される、請求項23に記載の組成。

25. 前記組成がさらに、0.2%又はそれより高いSDSによるバイオフィルムの分散を含む、請求項19に記載の組成。
26. 前記バイオフィルムが、ポリウロン酸、ポリサッカリド、ポリペプチド、アールギン酸塩及びこれらの混合物のうちの一員を含む、請求項19に記載の組成。
27. N-(3-オキソデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体及び遮断化合物、並びにブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む組成を投与するステップを含む、表面を洗浄する方法。
28. バイオフィルムの発達を、N-(3-オキソデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体を成長中の細菌培養株に加えることにより向上させる及び刺激する、請求項27に記載の方法。
29. バイオフィルムの発達を、N-(3-オキソデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物を成長中の細菌培養株に加えることにより防止する、請求項27に記載の方法。
30. 前記バイオフィルムが、一体化した細菌の群集 ($>10^6$) 集合体細菌により生ずる、請求項27に記載の方法。
31. バイオフィルム中の細菌細胞の解離及び分散を、ブチリルL-ホモセリンラクトンにより向上させる又は刺激する、請求項27に記載の方法。
32. バイオフィルム中の細菌細胞の解離及び分散を、ブチリルL-ホモセリンラクトンの添加、又は、ブチリルL-ホモセリンラクトンの類似体の添加により向上させる又は刺激することができる、請求項27に記載の方法。
33. 洗浄しようとする表面が、硬質の表面、網目状表面、又は非網目状表面である、請求項27に記載の方法。
34. 前記洗浄しようとする表面が、トイレの便器、浴槽、排水管、椅子、調理台、食品表面、空気用ダクト、空調機、カーペット、紙又は布である、請求項27に記載の方法。
35. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択さ

れるホモセリンラクトン化合物を含む、火傷患者用の局所用包帯。

36. OdDHLを含む分子群の遮断剤、ブチリルL-ホモセリンラクトン、又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む歯磨き剤。

37. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体あるいはN-(3-オキシド-デカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含むうがい剤。

38. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体、あるいはOdDHL遮断化合物のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、う食症を治療及び防止する方法。

39. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体、あるいはOdDHL遮断化合物のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、アクネを治療する方法。

40. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、コンタクトレンズを洗浄及び殺菌する方法。

41. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体、あるいはN-(3-オキシド-デカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、医療用留置器具を処置する方法。

42. 前記器具がカテーテル、成形外科用器具及びインプラントのうちのいずれかから選択される、請求項44に記載の方法。

43. 前記組成が局所用クリーム、経皮用、軟膏又は油を含む、請求項35に記載の組成。

44. ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む微生物殺菌用組成。

45. 前記微生物が真菌、プロトゾア、及びグラム陰性細菌のうちのいずれかから選択される、請求項44に記載の殺菌剤。

46. 前記グラム陰性細菌が、Pseudomonadaceae、Azotobacteraceae、Rhizobiaceae、Methylococcaceae、Halobacteriaceae、Acetobacteraceae、Legionellaceae、Neisseriaceae及びその他の属のうちのいずれかから選択される、請求項45に記載の殺菌剤。

47. 殺生剤又は抗生物質をさらに含む、請求項44に記載の殺菌剤。

48. 前記殺菌剤が、排水管、シャワー・カーテン、グラウト、トイレ、床材に適用される、請求項44に記載の殺菌剤。

49. 前記殺菌剤が、スプレー、粉末、及び液体製剤のうちのいずれかから選択される製剤中に含まれる、請求項44に記載の殺菌剤。

50. 前記細菌がPseudomonas属のものである、請求項49に記載の殺菌剤。

51. 前記細菌がPseudomonas aeruginosaの種のものである、請求項50に記載の殺菌剤。

52. ホモセリンラクトン遮断化合物を投与するステップを含む、ホモセリンラクトンの、それらの対応するLasI及びLasRのDNA結合たんぱく産物との結合相互作用を遮断する方法であって、前記の相互作用の遮断によりバイオフィーム形成が防がれる、方法。

53. N-(3-オキソデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む組成を投与するステップを含む、汚損を防ぐ方法。

54. 前記汚損が、油回収のための圧入井、冷却塔、浄水システム、多孔質の媒質（土壌、砂）、海洋環境及び病院又は自動車の空調システムのうちのいずれかから選択されるシステムにおけるものである、請求項53に記載の方法。

55. N-(3-オキソデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を環境上の細菌集中状態に投与するステップを含む、細菌の環境上の集中状態を分散させる方法。

56. ポリマに共重合させたN-(3-オキソデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかか

ら選択されるホモセリンラクトン化合物を含む殺菌コーティング。

57. 前記殺菌剤が排水管、シャワーカーテン、グラウト、トイレ、床材に適用される、請求項56に記載の殺菌コーティング。

58. N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体を発酵系に加えるステップを含む、発酵液中のバイオフィーム形成を促進する方法。

59. N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物及びブチリル

L-ホモセリンラクトン又はその類似体を含む有利なグラム陽性細菌を枯渇させずにグラム陰性細菌を減少させる特効治療。

60. 前記治療が、尿道大腸菌感染症及び膽カンジダ感染症のうちのいずれかから選択される状態の治療のためのものである、請求項59に記載の方法。

61. N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物及びブチリル-L-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を投与するステップを含む、中耳感染症（小児）、骨髄炎及び前立腺炎のうちのいずれかから選択される状態を治療する方法であって、前記ホモセリンラクトン化合物が、細菌を分散させることにより抗生物質に対するそれらの感受性をより高くする、方法。

【発明の詳細な説明】

ホモセリンラクトンバイオフィーム調節化合物及びそれらの利用法

技術分野

本発明は、ホモセリンラクトン化合物及び組成、並びに医療、歯科、産業及び環境分野においてバイオフィームを調節するのにそれらを利用する方法に関するものである。

背景

生命体のバイオフィームを直接観察する最新の方法 (Lawrence et al., 1993) により、これらの無柄微生物集団の大変複雑な構造機構が証明された (Coster ton et al., 1995)。バイオフィームがそれぞれ個別のマイクロコロニを含み、このマイクロコロニが別々の水チャンネルにより分離されている (DeBeer et al., 1994) という発見は、少なくとも水で満たされたこれらの空間の開通性を維持するには十分な細胞対細胞シグナリング機構の作用があることを示唆した。

1981年までは、微生物学者は、細菌は細胞対細胞のシグナリング分子を必要とせず、またこの分子を産生する能力もないと広く考えていた。

1981年にEberhard氏らにより、細菌 *Photobacterium fischeri* が、細胞密度が高いという条件下で起きる細菌発光に関連したビブリオ (発光菌) 自己誘導物質 (VAI) としても知られる、ある一つの化合物、3-オキソ-N- (テトラヒドロ2-オキソ-3-フラン) ヘキサナムドを産生することが示された。P. fischeri の細胞膜はVAIに関して透過性であることがKaplan及びGreenberg氏らにより1985年に示されている。ブロス媒質中の細菌細胞密度が低い場合は、VAIは濃度勾配に従って細胞から外へ受動的に拡散して周囲の媒質中に蓄積する。細胞密度が高いときには、細胞外のVAIの濃度は細胞内のVAIの濃度に等しい。このような条件下では、VAIは拡散して細胞内に戻り、発光遺伝子の転写を開始する。このような系を用いることで、細菌は自分たちの集団の密度を監視し、特定の遺伝子の活性を集団レベルで調節することができるのである。

何年もの間、細菌発光に関与する自己誘導物質は、海洋環境で光を生ずる数少ない細菌に固有のものであると考えられてきた。その後、1992年に、陸棲細菌

*Erwinia carotovora*が自己誘導物質系を用いてB-ラクタム抗生物質カルバペネムの産生を調節することが示された (Bainton et al. 1992b)。カルバペネムの自己誘導を担っていると判明した分子は、生物発光の自己誘導を担う分子と同じクラスの仲間であるアシル化ホモセリナクトン (HSL) であることが示された。この発見は、幅広い範囲の細菌での広範なHSL調査につながった。この調査を行うために、生物発光センサ系が開発され、これを用いて、数多くの細胞培養の使用済上清中でHSL産生についてスクリーニングが行われた。このスクリーニングにより、多くのいろいろな生物がHSLを産生することが示された。その中には、*Pseudomonas aeruginosa*、*Serratia marcescens*、*Erwinia herbicola*、*Citrobacter freundii*、*Enterobacter agglomerans*及び*Proteus mirabilis* (Bainton et al., 1992a; Swin et al. 1993) がある。より最近では、このリストは、*Erwinia stewartii* (Bock 1993)、*Yersinia enterocolitica* (Throup et al., 1995)、*Agrobacterium tumefaciens* (Zhang et al., 1993)、*Chromobacterium violaceum* (Winstin et al., 1994)、*Rhizobium leguminosarum* (Schipsema et al., 1996)、等々を含むまでになっている。今日では、すべての腸内細菌及び大半のグラム陰性細菌が、HSL自己誘導物質を用いて細胞密度調節を行なうことができると広く考えられている。

1993年には、*Pseudomonas aeruginosa*の*lasI*遺伝子の*a*-HSL産物が、エキソトキシンAの産生、及びその他の菌力因子の産生を細胞密度依存的態様で制御していることをGambello氏ら(1993)が示した。これ以降、多くの*Pseudomonas*菌力因子の産生が、*LasI*及び*RhlI*調節系の産生する*a*-HSL化合物により、*Lux*系の假想的態様で制御を受けている (Ochener et al., 1994; Winson et al., 1995; Latifi et al., 1995) ことが示された。Latifi氏らはさらに (1996)、定常期シグマ因子 (RpoS) により制御されるものを含め、*P. aeruginosa*の定常期の性質の多くが、*LasI*及び*RhlI*の細胞対細胞シグナリング系の階層的制御下にあることを示している。Williams及びBrown氏 (1992) は、抗生物質に対するそれらの著しい耐性も含め (Wickel et al., 1985)、バイオフィルム細菌の性質の多くは、それらを構成する細胞のいくつかが定常期プランクトン様細胞の特徴を呈するという事実に由来するかも知れないことを示唆した。

いずれの場合も、ホモセリンラクトン自己誘導物質は、*Photobacterium fischeri*

のLuxRに相同のDNA結合たんばくに結合して、活性化でコンホメーション上の変化を引き起こすことが知られている。このプロセスにより、特定の遺伝子の発現が細菌の細胞密度に結び付く (Latifi et al., 1996)。この種類の調節は「クオラム・センシング」と呼ばれるが、それはなぜなら、標的遺伝子の活性化の前に細菌細胞の「クオレート」集団にとっての必要性をそれが示しているからである (Fuqua et al., 1994)。これら「菌力因子」のうちのいくつかの発現が、細菌の細胞密度に相関付けられている (Finley及びFalkow, 1989)。

*P.aeruginosa*で、クオラム・センシングが、エラスターゼ、アルカリプロテアーゼ、LasAプロテアーゼ、溶血素、シアニド、ピオシアニン及びラムノリドを含む数多くのエキソプロダクトの調節に関与していることが示されている (Gamblin et al., 1993; Latifi et al., 1995; Winson et al., 1995; Ochener et al., 1994)。がしかし、バイオフィルムの形成に関与していると示されたことはない。これらのエキソプロダクトの大半は、*P.aeruginosa*が定常期に入るときに合成及び輸出が最大になる。

さらに、グラム陰性細菌が、RpoS (Hengge-Aronis, 1993) として知られる定常シグマ因子の誘導を通じて適宜調節されるストレス応答耐性を生ずることが示されたのは定常期である。バイオフィルムバクテリアは、一般には、回分培養の定常期細菌に生理学的類似性を呈すると考えられている。従って、定常期自己誘導物質媒介エキソプロダクトの合成及び輸出は概ねバイオフィルム内で起きると推定される。バイオフィルム細菌の定常期行動は細胞集塊内に蓄積したDSLの活性により説明できるかも知れない。バイオフィルム細菌に定常期行動を示させるこの機序は、*P.aeruginosa*培養液中でBHLの蓄積に応じてRpoSが産生されるという最近の発見 (Latifi et al., 1996) をヒントにしている。

バイオフィルムは水のある環境、特に産業設備の導管材料の内側壁面や家庭の配管システムの内側壁面、医療用移植片上の界面に生じたり、又は慢性感染症の病巣として生じ、かつ存続する生物の膜 (Geesey et al., 1977; 1994; Boivin et

al., 1991; Khoury et al., 1992; Costerton et al. 1994)である。これらの生物の膜は、微生物が、その定住微生物の分泌した一つ又はそれ以上の基質ポリマから構成された有機質のゲル状構造に埋め込まれたものから成っている。バイオフィームは厚さ

で数ミリメートルから数センチメートルの肉眼で見える構造になる場合もあり、また大きな表面積を覆うまでになることもある。これらの生物形成は、配管システムの流れを制限したり又は完全に遮断する役目をする場合もあり、しばしば、埋め込まれた細菌の媒介する腐食作用により材料の寿命を低下させることもある。バイオフィームはさらに、それらの発達及び安定性の向上に役立つような栄養物質及び粒子を捕獲することができる。

細菌バイオフィームにおける細胞外ポリマの関与は水性細菌 (Jones et al., 1969; Sutherland, 1980) 及び海洋細菌 (Floodgate, 1972) の両方で文献化されており、また、エキソポリサッカリドと付着した細菌との関連は電子顕微鏡 (Geesey et al., 1977; Deapsey, 1981) 及び光学顕微鏡 (Zobell, 1943; Allison and Sutherland, 1984) を用いて実証された。このようなエキソポリサッカリドの存在が、微生物バイオフィームの発達に関与していると考えられている (Wardell et al., 1983; Allison and Sutherland 1987)。淡水及び海洋環境から分離されたバイオフィーム細菌の分析の結果、これらが生ずるポリマは概ね産生ポリサッカリドから構成されていることが示された (Fletcher, 1980; Sutherland, 1980; Christensen and Charaklis, 1990)。パイプ及び導管表面からのバイオフィーム物質の調節及び除去は、歴史的には塩素又は強いアルカリ溶液などの腐食性化学薬品を加えたり、又は機械的手段を通じて行なわれてきた。このような処置は一般には配管システムと環境の両方にとって苛酷であるが、これらのシステム内のバイオフィームのカルシウム再付着性のために必要であった。殺生剤による処置への耐性は、無傷のバイオフィーム基質ポリマの持つ防御特性が大きな原因である (Srinivasan et al., 1995; Stewart, 1994; Tashiro et al., 1991)。医療では、バイオフィームが関与していると考えられる場合の治療には高用量の抗生物質の利用が必要とされてきた。これは少なくとも部分的には、細胞外のエキ

ソポリサッカリド基質材料によりバイオフィーム細菌の防御が高くなっていることが原因である (Costerton et al., 1987; Nichols et al., 1989; Anwar et al., 1989)。

医療、環境及び産業分野においてバイオフィーム形成を制御する必要性がある。バイオフィームの制御は、細菌の産生するエキソポリサッカリド物質の産生及び

調節に外から影響を与えることができれば、より効果的に行なうことができる。本発明は、従来技術による殺菌剤及び洗浄組成での欠陥を、細菌におけるLuxR/LuxI相関系を通じた細胞対細胞の情報伝達を操作してバイオフィーム構造や構造の一体性を制御する方法を提供することにより、克服するものである。

発明の概要

本発明は、N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体及び遮断化合物並びにブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体及び遮断化合物のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む組成を投与するステップを含む、バイオフィームの発達を調節する方法を提供するものである。

さらに、ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を投与するステップを含む、バイオフィームの蒸気ポリマの発達を防止する方法も提供する。

本発明は、L-ホモセリンラクトン又はそれらの類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を投与するステップを含む、バイオフィームを分散させる方法を有利に提供するものである。

同様に、本発明は、N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン又はその類似体を含む組成を有効量投与するステップを含む、バイオフィームの分散を防止する方法を提供する。

本発明の応用により、L-ホモセリンラクトン又はそれらの類似体を含む、N-(3-オキシドデカノイル)-HSLのうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む、火傷患者用の局所用包帯が提供される。

別の実施例では、本発明により、L-ホモセリンラクトン又はその類似体を含む、N-3(オキシドデカノイル)-BSLのうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む歯磨き剤又はうがい剤が提供される。

同様に、本発明により、L-ホモセリンラクトン又はそれらの類似体を含む、N-3(オキシドデカノイル)-BSLのうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、う食症を治療及び防止

する方法が提供される。

あるいは本発明は、L-ホモセリンラクトン又はその類似体を含む、N-3(オキシドデカノイル)-BSLのうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、アクネを治療する方法を提供するものである。

本発明のさらにもう一つの応用は、L-ホモセリンラクトン又はそれらの類似体を含む、N-3(オキシドデカノイル)-BSLのうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、コンタクトレンズを洗浄及び殺菌する方法である。

さらに、ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体あるいはN-(3-オキシド-デカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化合物のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む組成を投与するステップを含む、医療用留置器具を処置／（殺菌及び洗浄）する方法が提供される。有利なことに、これらの器具には、例えばカテーテル、成形外科用器具及びインプラントなど、あらゆる留置器具が含まれよう。

本発明は、ブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を有効量含む微生物殺菌用組成を提供する。ある好適な実施例では、殺菌される微生物は真菌、プロトゾア、及びグラム陰性細菌のうちのいずれかから選択される。

本発明は、ホモセリンラクトン遮断化合物を投与するステップを含む、ホモセリンラクトンが、それらの対応するIasI及びIasRのDNA結合たんぱくレセプタとの結合相互作用を行なうことを遮断する方法であって、前記の相互作用の遮断に

よりバイオフィルム形成が防がれるといった方法を提供するものである。

更に別の実施例では、本発明は、N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラク
トン遮断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのい
ずれから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む組成を投与するステップを
含む、汚損を防ぐ方法を提供するものである。ある一つの好適な実施例では、当
該汚損は、油回収のための圧入井、冷却塔、浄水システム、多孔質の媒質（土壌
、砂）、海洋環境及び病院又は自動車の空調システムのうちのいずれかから選

択されるシステムにおけるものである。

本発明は、有利なことに、N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮
断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかか
ら選択されるホモセリンラクトン化合物を環境上の細菌集中状態に投与するステ
ップを含む、細菌の環境上の集中状態を分散させる方法を提供するものである。

別の用途では、本発明は、一ポリマに共重合させたN-(3-オキシドデカノイル)
L-ホモセリンラクトン遮断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類
似体のうちのいずれかから選択されるホモセリンラクトン化合物を含む殺菌コー
ティングを提供するものである。ある一つの好適な実施例では、前記コーティ
ングは排水管、シャワーカーテン、グラウト、トイレ、床材に施される。

更に別の実施例では、本発明はN-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラク
トン又はその類似体を発酵系に加えるステップを含む、発酵液中のバイオフィルム
形成を促進する方法を提供するものである。

医療用途では、本発明は、N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮
断化合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はそれらの類似体を含む有利なグ
ラム陽性細菌を枯渇させずにグラム陰性細菌を減少させる特効治療を提供するも
のである。この方法は、好ましくは尿道大腸菌感染症及び脾カンジダ感染症から
選択される状態の治療に用いられるとよい。

あるいは、本発明は、N-(3-オキシドデカノイル)L-ホモセリンラクトン遮断化
合物及びブチリルL-ホモセリンラクトン又はその類似体のうちのいずれかから選
択されるホモセリンラクトン化合物を投与するステップを含む、中耳感染症(小

児)、骨髄炎及び前立腺炎のうちのいずれから選択される状態を治療する方法であって、前記ホモセリナクトン化合物が、細菌を分散させることにより抗生物質に対するそれらの感受性をより高くする、方法を提供するものである。

最後に、本発明は、例えば硬質の表面、網目状又は非網目状表面などの表面を洗浄する洗浄用組成を提供するものである。洗浄の可能な表面、及び／又は、本発明の洗浄用組成の例には、トイレの便器、浴槽、排水管、ハイチェア、調理台（例えば鶏肉などの肉に晒されるもの）、野菜、肉加工室、肉や、空気用ダクト、空調機、カーペット、紙又は網目状製品の処理、オムツ及び健康空気機械がある。

この洗浄用製品は汚れの防止及び除去のためのトイレ用滴下剤や、トイレの線の下用の洗浄剤の形であってもよい。本発明の化合物を手入れ製品やスキング製品に取り入れてもよい。本発明の化合物を表皮用包帯やローションの調製に用いてもよい。別の実施例としては、本発明の化合物を例えばアフターシェーブ又はかみそり傷の治療用の軟膏に取り入れてもよい。

本発明の上記及びその他の目的は、以下の詳細な説明及び図面から、関連する分野の当業者には容易に明白となるであろうが、以下の詳細な説明及び図面においては、本発明の好適な実施例のみが、本発明を実施する最適な形態の実例として示され、かつ説明されているに過ぎない。容易に認識されるように、当業者であれば、本発明の精神及び範囲から逸脱することなく本発明に変更を行なうことができる。

図面の簡単な説明

図1は、ブランクトン様細菌のクオラム・センシングの機序を示す。図1Aは、両方の培養において細菌がQdHL（黒丸）及びBHL（白抜き丸）を周囲の媒質中に生ずることを示す。細胞濃度が低いときには、これらのHSL分子は細胞エンペロープを通りぬけて細菌から外に向かって受動的に拡散する。図1Bは、細胞密度が高い条件下ではこれらのHSL分子は蓄積して高濃度になり、細胞内に留まる又は再進入することができ、そこでこれらを認識するレセプタであるLuxR相同たんぱくに結合することを示している。これらのたんぱく質が適切なHSLに結合する

と、これらは次に染色体上の調節配列に結合し、酵素、トキシン及び表面活性物質などの産物を生ずる特異遺伝子のスイッチをオンにする。

図2は正常なバイオフィルムの構造上の構成成分を示す。

図3Aは、O₂DHL及びBHLの活性を遮断したときの作用を示す。P.aeruginosaでこれらのホモセリンラクトンを遮断すると、細菌は正常なバイオフィルムを形成せず、これらはこれらのバイオフィルムに関連する正常な構造に欠いたものになる。このようなバイオフィルムは0.2%のドデシル硫酸ナトリウムを加えると容易に分散させることができる。図3BはP.aeruginosaのバイオフィルムでBHLの活性を遮断したときの作用を示す。このような状況下では、細菌の生成した

O₂DHL（白抜き丸）は正常に見えるバイオフィルムを形成するが、BHLの活性が解離に関与しているために、天然の解離を行なうことができない。図3Cは、正常なP.aeruginosaのバイオフィルムにおいて、両方のホモセリンラクトンが産生され（白抜き丸及び黒丸）、エキソポリマ基質の間隙中に生成されることを示す。

図4は、ホモセリンラクトンのエンハンサー又は遮断剤の利用を通じてどのようにバイオフィルムを操作できるかを示す。図4Aは、両方のホモセリンラクトンを少量放出する細菌による正常なバイオフィルムを示す。図4Bは、どのように正常な菌叢がP.aeruginosaのバイオフィルムで起きるかを示す。BHLの蓄積に続いて、特異酵素が細菌から放出されるが、この特異酵素は、バイオフィルム中の細胞に結合する細胞外基質を蒸解させることができるものである。基質が分解すると、細胞は自由に泳ぎまわることができ、相互に分散する。図4Cは、多量のBHLを加えると特定の細菌の解離現象を人工的に誘導することができることを示す。

図5は、BHL合成のみに欠陥のある変異体が、その野生型生物と同じような細胞集塊を生じた顕微鏡写真である。

図6は、二重変異体を、親の野生型PA0からろ過した物質を含む媒質中でバイオフィルムとして成長させたときに、それが、野生型と未処置の二重変異体との間の中間体を生じたことを示す。

図7は、新鮮な媒質中に10nmの濃度のO₂DHLを含んだ媒質中で培養した二重変

異体を示す。この結果、中間の表現型が回収された。

図8は、*P. aeruginosa* PA01を0.2%のSDSで処置した場合では、細胞集塊からの細菌の分散又は遊離が観察されなかった(図8A)ことを示す。*P. aeruginosa* PA0-JP2を同じ態様でSDSで処置した場合、細胞集塊は完全な分散を見せ(図8B)、*P. aeruginosa*株8830でアルギン酸塩の分解後に見られたのと同様な作用を呈した。

図9は、二重BSL変異株*P. aeruginosa* PA0-JP2を用いた実験を示し、この株は10 μ mの0dHLを含有する媒質中で成長させたときにドデシル硫酸ナトリウム(SDS)の添加後に分散できないことを呈した。

図10は、0dHL変異株*P. aeruginosa* PA0-JP1をバイオフィームとして成長させると、大きなポイド空間が細胞集塊の内部に検出されたことを示す。

図11は、*P. aeruginosa* PD0100のバイオフィームを成長させ、7日間の成長後に流入媒質にBHLを20 μ Mの濃度になるように加えた検査を示す。BHLを24時間加えた後でも、観察可能な作用は検出されなかった。その後、媒質流を16時間遮断すると、この16時間目の時点で著しい解離が起き始めて3時間の間、続いた。

発明の説明

本発明者は特定の細胞情報伝達分子が、細菌のバイオフィームの形成、存続及び分散の調節を担っていることを発見した。少なくとも二つの公知のN-アシル-L-ホモセリンラクトンが、本発明者により、*Pseudomonas aeruginosa*のバイオフィームの調節を担っていることが見出された。即ち、N-(3-オキソドデカノイル)-L-ホモセリンラクトン(0dHL)及びN-ブチリル-L-ホモセリンラクトン(BHL)である。前者は、*Pseudomonas aeruginosa*のバイオフィームの発達を調節すると共に、バイオフィームの基質ポリマの生成を制御することによる、バイオフィーム構造の一体性の維持を担っていることが実証されている。後者は、バイオフィームの基質材料の分解を担う分子の生成及び放出を調節することで、*Pseudomonas aeruginosa*のバイオフィームの分散に関与していることが示されている。ホモセリンラクトンは、幅広い範囲の細菌から分離されているが、我々はこれらが*P. aeruginosa*の他にも生物のバイオフィーム調節を担っていると確信するところであ

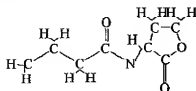
る。

ホモセリンラクトンの、これらを認識するレセプタ分子への結合を人工的に操作することにより、本発明者は細菌のバイオフィルムの形成、発達、存続及び分散を制御することができる。たとえば、OdDHLの、それを認識するレセプタ (LasR) への結合を遮断する類似体を添加すると、細菌が増殖を続ける再の基質ポリマ材料の生成が妨げられる。その結果、簡単な界面活性剤を加えることにより、これらの条件下で形成された細胞凝集物を容易に分散させることができる。加えて、発達したバイオフィルムをホモセリンラクトンBHLで処置すれば、バ

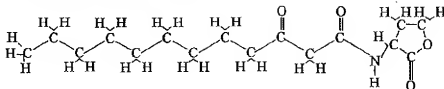
イオフィルムの基質材料を蒸解することのできる酵素の放出を誘導することで、縫製質中へ細菌を分散させることができる。このような処置を、自然界、産業用途及び医療用途においてバイオフィルムの生態を制御する有効な手段として用いることができるかも知れない。

ある一つの基としてのホモセリンラクトンの性質が単純であるために、*P.aeruginosa*だけでなく、一般の細菌、特にpseudomonas属及びグラム陰性細菌にも働きかけることのできる類似体が生成される。さらにOdDHL及びBHLなどのHSLに対する遮断化合物の生成は、HSLの、それらを認識するレセプタ分子、即ちそれぞれLasR及びRhlR、への結合を立体的に遮断することができ、ひいては天然のHSLの活性を遮断することができる一群の化学物質に結び付くに違いない。さらに、これらの分子が単純であることは、これらを細菌感染の防止及び治療において治療薬として用いた場合にも抗原性がないはずであることを示唆するものである。従って、HSLはヒトの身体中のバイオフィルムを処置するために(単独で、又はその他の殺菌処置と併用して)効果的に利用することができる。

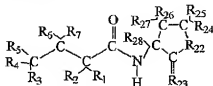
N-ブチリル-L-ホモセリンラクトン



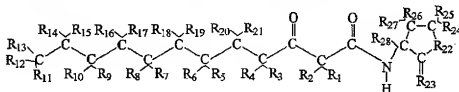
N(3-オキシドデカノイル)-L-ホモセリンラクトン



N-ブチリル-L-ホモセリンラクトン化合物



N(3-オキシドデカノイル)-L-ホモセリンラクトン化合物



ただしこのときR1-R21はCH₃、C1-C4アルキル基、H、OH、NH₂、及びSHのうちのいずれかから選択され、

R22及びR23はS及びOから選択してもよく、

R24-R28は一価のH又は一価のハロゲンである。

以下は、本発明のホモセリンラクトンの別の類似構造である。認識するレセプタたんばく（LasR又はRhIR）に競合的に結合してO₂DHL又はDHLの結合を遮断することで、当該レセプタたんばくの、DNA分子上でのそのレセプタ部位への結合を誘導するか、又は、当該レセプタたんばくの、DNA分子上でのそのレセプタ部位への結合を妨げる類似体がある。

1) アシル側鎖が長くなる又は短くなるような変化。

2) アシル側鎖内の炭素原子同士の間に二重結合又は三重結合が加わるなど、

アシル側鎖の構造変化。

3) アシル側鎖内の炭素の置換、例えば、一価のメチル基又はその他の基、例えば一価のオキシ基、一価のヒドロキシル基、一価のアミノ基、一価の硫黄原子

又は何らかのその他の原子又はR-基など、の、アシル側鎖のいずれかの位置への添加。

4) 当該分子のホモセリンラクトン環部分での置換。例えば、硫黄の基が加わってチオラクトンが生成されるなど。

5) ハロゲン化アシルフラノンは、ホモセリンラクトン認識レセプタたんばくの遮断剤として働くことが示されている。

さらに、遮断類似体はBSLに結合することで、その遮断型を周囲から排除す

るであろう。このような類似体は、類似の構造を持つ、OidHL又はBHLに対する結合部位を有するが、その認識結合たんばくであるLasR又はRhIRとの親和性がより高いものである。

バイオフィルムをホモセリンラクトンで処置した場合の作用は*Pseudomonas aeruginosa*で実証されている。この分子は、大まかには、バイオフィルムで見られることが知られている幅広い細菌から分離された。これらの中には腸内細菌もある。幅広い細菌中にこの化学物質が存在することは、BSLを用いれば、*Pseudomonas* 種のバイオフィルムだけでなく、*Pseudomonas* 種を含んだ混合バイオフィルムや、*Pseudomonas aeruginosa* 以外の細菌から成るバイオフィルムも効果的に処置できることを示唆するものである。従って、バイオフィルムを処置するのにBSLを利用するという用途は広く万能である。

野生型株 (PA01) の *Pseudomonas aeruginosa* の細胞はフローセルのガラス表面に食粒に付着し、付着後にこれらの細胞はバイオフィルム形成を開始する。AlgC 遺伝子の下流にベータ-ガラクトシダーゼ・レポータ遺伝子のコンストラクトを含んだ個々の細胞を直接観察した (Davies et al., 1995) 結果、付着から2-5分後にアルギン酸塩の生成が上方調節されることが示されている。このエキソポリサッカリド基質材料の生成は野生株の細胞を下層に強固に付着させ、それらがスライムに閉じ込められた無柄集団の体積の15-20%を占めるようになるまでは、発達中のバイオフィルム内で細胞を分離する。バイオフィルム形成の初期段階では、野生 (PA01) 株の無柄細胞は個別のマイクロコロニ (図5) に組織化されていくが、このマイクロコロニは良く規定された水チャンネルにより分割されてい

る (Lawrence et al., 1992) ことが見られる。この典型的なバイオフィーム構造 (Costerton et al., 1995) は、その無柄細胞がエキソポリサッカリドの基質内に広く分割されている (図5A) ために位相差顕微鏡で検出可能であるが、共焦点スキャンニング・レーザ顕微鏡法 (CSLM) では、よりはっきり見られる (図5B)。野生株の発達中のバイオフィームをCSLMで見ると、個別のマイクロコロニーの形成と、良く規定された水チャンネルとが見られるが、我々は、このバイオフィーム構造は、天然の生態系にある混合種のバイオフィームのCSLMで見られる (Costerton et al., 1995) ため、一般的なバイオフィームの典型であることを知

るところである。

Pseudomonas aeruginosa の野生株 (PA01) の変異体の細胞は、オキシドデカノイルBSLを産生する能力を欠く (PA0-JP1) か、又は、オキシドデカノイル及びブチリルBSLの両方を産生する能力に欠けて (PA0-JP2) おり、野生型株のそれに匹敵する食欲さでフローセルのガラスに付着する。しかしながら、これらは付着後、アルギン酸塩を産生できない、このようにアルギン酸塩産生によるバイオフィーム形成を開始できないということは、これらの変異体の無柄細胞が、付着状態に7日間あった後でもウロン酸産生についてマイナスの値である (表2) ことがその証左となっている。

位相差顕微鏡法では、一重 (JP1) 変異体及び二重 (JP2) 変異体の付着細胞は、バイオフィーム中のコードウッドの様に、相互にすぐ隣り合った位置にあり (図4、図3)、アルギン酸塩産生による細胞対細胞の分離の証左もない。

このように、QdDHLを作り出すことのできない一重変異体と、QdDHL又はBHLのいずれも作り出すことのできない二重変異体の両方が、バイオフィームを形成することが全くできないということが、化学的方法及び顕微鏡法の両方で明確に示される。BSL陰性変異体が付着後にバイオフィームを形成できないことは、さらにこれらの付着細胞が、0.2%のSDSで簡単に洗淨するだけでフローセルのガラス表面から容易に取り除かれるという事実によっても裏付けられている。これらのデータは、*Pseudomonas aeruginosa* の細胞によるバイオフィーム形成がアシルホモセリンラクトンQdDHLの産生に依存していることを示すに充分である。アルギ

ン酸塩が、O₆DHL産生が不足しているときにA₁g Tを発現する付着細胞により形成されるものではないという点で、このa-HSLシグナリング系は、A₁g Tの調節を受けるシグマ因子 (Deretic et al., 1996) よりも階層的に上位にあるのである。

O₆DHLによるこのバイオフィーム形成の制御には、産業及び医療におけるバイオフィーム問題 (Khouri et al., 1994) の実用的制御への無数の用途が開かれている。本発明者は、本類似体又はLasI産物 (O₆DHL) はLasR DNA結合たんばくに結合することで、アルギン酸塩合成及びバイオフィーム形成を調節する遺伝子を発現させるその能力を遮断することとなることを提示する。

a-HSLは比較的簡単な分子であり (Pearson et al. 1994, Fuqua et al. 1994, Pearson et al. 1995)、それらの基本的構造のいくつかの類似体がいくつかの研究室で生成されてきた (Eberhard, et al., 1986)。海洋環境において紅藻類 *Delisea pulchra* へのバイオフィーム形成を制御すると考えられるハロゲン化フラノン (Givskov et al., 1996) はa-HSLのそれと同じような分子構造を有する。

商業用のバイオリアクタ及び発酵システムなど、バイオフィームの形成が望みであるような産業システムにおいては、天然a-HSL分子の利用はバイオフィーム形成を高める上で効果的である。本発明者は、細菌活動を制御する新しい時代に、その他の分野における最新のバイオコントロール手段に匹敵する商業用のa-HSL及びa-HSL類似体の登場により、突入した。

バイオフィーム全体に渡ってよく規定された水チャンネルを容易に維持するには、何らかの形の細胞対細胞のシグナリングが実際には必要である。水生系のバイオフィームの大半を占めるグラム陰性細菌、目立ったところでは *Pseudomonas aeruginosa*、のプランクトン様細胞を回分培養で調べた結果、いくつかの細胞対細胞シグナリングの機序が発見された。そのうちのいくつかが今や分子レベルで大変詳細に説明されているこれらのシグナリング機序は、これらのプランクトン様細胞における細胞行動の重要な態様をいくつか、制御するものである。天然では大変珍しい形の成長である、回分培養におけるプランクトン様細胞で働くシグナリングの機序は、実際には、おそらくは実際の生態系でバイオフィーム中の細

胞行動を制御すべく進化したものであると説明された。これが理由で、本発明者たちは、バイオフィームを形成するための特異的なシグナリング分子であるアシルホモセリンラクトン (a-HSL) を合成できない変異体の能力を調べた。オキシドデカノイルHSLを合成できない、*Pseudomonas aeruginosa*のPA0株の変異体 (JP 1) は、フロー系の表面に付着することはできたが、バイオフィームを形成することはできなかった。この変異体の付着細胞は表面上で成長し、細胞による無定形の塊を形成した。これらは、それらのバイオフィームの基質を成すエキソポリサッカリド (アルギン酸塩) を合成することができず、従ってこれらは、これらの生物のバイオフィームを特徴付けるマイクロコロニ及び水チャンネルの複合体を生成することができなかった。プチリルHSLを合成す

る能力に欠けた、*Pseudomonas aeruginosa*のPA01株のもう一つの変異体 (P0100) は、成熟したバイオフィームからのプランクトン様細胞のプログラムされた解離を生ずることができなかった。このプログラムされた解離は、通常では連続系における流れの停止が引き起こされる野生型PA01株の性質である。二つの重要な細胞行動におけるa-HSLシグナリング分子の重要な役割である、共通のバイオフィーム生物の細胞によるバイオフィーム形成の火付けは、数多くの生態系でバイオフィームを制御するのに用いることができるかも知れない、ある一つのクラスの細胞対細胞情報伝達分子を我々が同定したことを示唆している。ある一つの好適な実施例では、本発明の殺菌剤はPseudomonadaceae, Azotobacteraceae, Rhizobiaceae, Methylotrichaceae, Halobacteriaceae, Acetobacteraceae, Legionellaceae, Neisseriaceae, その他の属のうちのいずれかから選択されるグラム陰性細菌の殺菌剤として有用である。

以下は、細胞対細胞の情報伝達のためにホモセリンラクトンを用いる仲間を有するグラム陰性細菌のリストである。例えば嫌気性のグラム陰性線形、円形及び螺旋形杆菌; Bacteroidaceae; リケッチア及びクラミジア属; 異化型硫酸-又は硫酸還元細菌; マイコプラズマ属; マイコバクテリア属; 不等分裂細菌; 有鞘細菌; ノカルジオフォーム; 及び放射菌属である。ここに参考文献として編入することとするBergey's Manual of Systematic Bacteriology, First Ed., John G.H

olt, Editor in Chief (1984)を参照されたい。

ここで言及された発行物、特許出願、特許、及びその他の参考文献は、参考としてここに編入されたものである。加えて、材料、方法、及び例は単に実例を挙げたものであり、限定的なものとして意図されていない。

例 1

*P. aeruginosa*の細胞によるバイオフィルムの形成に対するa-BSLシグナル分子の役割を判断するのに最も明確な実験デザインは、直接顕微鏡法を用いてa-BSL陰性変異体の細胞によるバイオフィルム形成を観察することである。これを理由として、野生型株 (PAO1) と、特定のa-BSLを合成できない三つの変異体とのプランクトン様細胞をフローセル中に導入し、付着及びバイオフィルム形成を共

焦点スキャンニング・レーザ顕微鏡法 (CSLM) を用いて観察した。これらの技術を用いると、目的の株の生きたバイオフィルムの発達を観察することができる。

細菌及び媒質。この研究で用いた細菌株を表1に挙げた。実験はすべて、1リットル当りのグラムで以下のものを含有する規定の培養媒質を用いて行なった。乳酸ナトリウム0.05、コハク酸ナトリウム0.05、硝酸アンモニウム0.05、 K_2HPO_4 0.19、 K_2HPO_4 0.63、Butner塩類 (Collen-Bazire, 1957) 0.01、ブドウ糖1.0、及びL-ヒスチジン、0.01。固体のR2A媒質を連続培養実験から採った細菌の計数に用いた。 $HgCl_2$ (連続培養液中7.5ug/ml及び固体培地上15ug/ml) 及びテトラサイクリン連続培養液中25ug/ml及び固体培地上50ug/ml) を用いて実験中にプラスミド及びトランスポゾンが確実に維持されるようにした。

表 1

この研究で用いた細菌株及びプラスミド

<i>P. aeruginosa</i>	関連する特徴	ソース/参考文献
PAO1	野生型	Holloway (1995)
PAO = JP1	<i>las::tet</i> 株 PAO1 由来株	Pearson et al. (1977)
PDO100	<i>rhl::Tn501-2</i> 株 PAO1 由来株	Brint and Ohman (1995)
PAO-JP2	<i>las::, rhl::Tn501-2</i> PAO1 由来株	Pearson et al. (1997)

連続培養研究 ガラス製下層に付着したバイオフィルムの成長及び発達を観察す

るために連続培養装置を開発した(図8)。この装置はワンス・スルー・フロー・セル系として構成された。流入する規定の培養媒質を四リットルガラス製レザバに取った。流入レザバから出た媒質をシリコン製管材料を通じてマスタフラックス・ポンプにより、ろ過空気を放った空気混和フラスコにポンプで送り込んだ。空気混和した媒質を、平板プレートフローセルにマスタフラックス8ローラ・ヘッドぜん動ポンプを用いて0.13ml分-1の流量で送り込んだ。このフローセルは深さ1.0mm、幅1.4cm、及び長さ4.0cmのポリカーボネートから構成されたものであり、上面をガラス製カバースリップで覆った。このガラス製スリップを

細菌付着及びバイオフィーム発達のための下層として用いたが、それはなぜなら、それが比較的に不活性の材料であり、かつ透明だからである。細胞を通過するフローは層状であり、レイノルズ数は0.17、流体滞留時間は0.43分であった。フローセルを密閉して汚染を防ぎ、オリンパスBH2顕微鏡の台に固定した。フローセルを出る媒質を流出レザバにシリコン製管材料を介してポンプで送り込んだ。この系全体は外部環境に対して閉ざされていたが、各フラスコに取りつけた0.2μm細孔大きさの気体透過性フィルタにより周囲気圧との平衡を維持した。

流れを維持したまま、対数期の*P.aeruginosa*をフローセルから約1cm上流にある隔壁を通じて接種した。接種の位置から下流でこの系の表面上に24時間に渡って細菌を付着及び成長させた。次に、この系を通る流れを増加させて(顕微鏡で調べたときの)カバースリップの内側表面に付着した細菌をすべて除去した。その後、フローセルの上流にあるバイオフィームから落ちた細菌を、通常の流れ条件下でフローセル表面に再度コロニー形成させた。ガラス製カバースリップの内側表面に付着した細胞を、透過光により40倍のMORF及び50倍のUL WD MSプラン長距離作動オリンパス対物レンズを用いて観察し、全細胞を検出した。画像はすべて、その後の検索及び分析用に別々のファイルに記録した。

バイオフィームの発達、細胞集塊の大きさ、厚さの測定。集塊の形態(コア、チャンネル、吹流し)の解釈。改良版ローリーたんばく質アッセイ。ローリーたんばく質アッセイを以前に説かれた(Peterson, 1977)ように試料に対して行ない、ミルトン・ロイ・スペクトロニック601分光光電光度計で分析した。

ウロン酸アッセイ。かきとったバイオフィルムの解凍試料と、キントナー・バ
ンビューレン法(1982)後の全培養液の総ウロン酸を、ミルトン・ロイ・スベク
トロニック601分光光度計を用いて測定した。総ポリサッカリド・アッセイ
及びポリサッカリド分析も行なった。

バイオフィルムの構造。バイオフィルムの成長及び発達の結果特異的な構造構
成成分の生成があることが示されている(Costerton et al. 1995)。本発明者
たちは、バイオフィルムの構造が細胞対細胞の情報伝達により左右されているこ
とを提示する。

P. aeruginosa PA01のバイオフィルムをバイオリアクタで成長させ、画像分析
と組み合わせた顕微鏡法で調べた。二週間にわたって野生型の生物を成熟したバ
イオフィルムへ発達させた結果、大きさで40から120 μ m、平均的厚さで(102.3 μ m
sd=20.5 n=20)の範囲の細胞集塊が生じた。これらの細胞集塊は水チャンネル
を含み、下層に付着した細胞はほとんどないという様相を呈し、また相互によく
分離した細菌(図5-共焦点複合画像)から成っていた。これらの細胞集塊を、次
に、ホモセリンラクトン分子0dHL、BHL又は両方を合成する能力に欠ける*P. aeru*
*ginosa*の生じたものと比較した。同一の実験条件下では、この野生型生物の構造
上の構成成分である、いずれかのホモセリンラクトンを合成する能力に欠ける変
異株*P. aeruginosa* JP2の生じた細胞集塊がないことが判明した(図6)。これら
の集塊は、大きさで20から40 μ m、平均的厚さで23.5 μ m sd=9.8n=20であった。こ
れらの集塊中の細胞は高密度に寄り集まっており、水チャンネルを生じていなか
った。0dHLのみに欠陥のある*P. aeruginosa*PA0-JP1を同じような条件下で成長さ
せた場合は、これらは、大きさで*P. aeruginosa*PA0-JP2変異体と同様(平均的厚
さ=22.8 μ m, sd=10.0, n=20)であるが、集塊内部に、細胞のない大きな空間が含
まれた(図7)集塊の生成を見せた。BHL合成のみに欠陥のある変異体は、この野
生型生物に同様な細胞集塊を生じた(平均的厚さ=100.1 μ m, sd=25.2, n=20)(
図9)。

例2

ホモセリンラクトンが、野生型と変異体のバイオフィルムの間に見られる構造

上の違いを担っていることを確認するために、ある一つの実験を行なって、野生型の生物が成長した媒質から採取したろ過可能な物質を添加すると、二重変異体である*P.aeruginosa*PA0-JP2で野生型の構造が回復することを実証した。このように二重変異体をバイオフィームとして成長させると、それは野生型と未処置の二重変異体との間の中間体を生じた（図10）。細胞集塊の内部は未処置の*P.aeruginosa*PA0-JP2と同様に見え、この細胞集塊の外部は、野生型生物と同様に見えた。この実験を、この二重変異体を新鮮媒質中10 μ Mの濃度のOdBILを用いて培養して繰り返した。その結果、細胞を使用済み媒質の存在下で成長さ

せたときに観察されたように、中間表現型が回収された（図11）。これらの結果は、*P.aeruginosa*PA01バイオフィームのバイオフィーム構造は細胞対細胞の情報伝達によりもたらされることを示唆した。本発明者たちは、OdBILはこの構造上の発達を制御することができると結論付けるものである。

バイオフィームの基質ポリマ。野生型及びHSL変異体*P.aeruginosa*の生じたバイオフィームを比較したときに見られる構造上の違いから、基質ポリマの生成及び調節はホモセリンラクトンにより制御されていると我々は予測した。*P.aeruginosa*PA01及び*P.aeruginosa*PA0-JP2のバイオフィーム試料を二週間、バイオフィーム・リアクター中で増殖した。これらの培養株をウロン酸産生について分析すると、野生型株は検出可能な量を産生していることが判明したが、二重変異体ではまったく検出できなかった（表2）。

この結果は、株*P.aeruginosa*PA0-JP2は連続培養では検出可能なアルギン酸塩を産生しないことを示唆していた。この株を野生型の使用済み媒質中で培養し、ろ過し、ブドウ糖で改めると、ウロン酸の産生が回復した。野生型生物から採ったろ過した媒質中にはウロン酸は検出できなかった。ウロン酸アッセイはアルギン酸塩及び特定の型のリポポリサッカライド（LPS）に見られるマンヌロン酸を検出するものである。この結果から、これらの化合物の一方又は両方がOdBILの調節下にあることが示唆された。

P.aeruginosa PA01バイオフィルム中のウロン酸産生

試料	ウロン酸 / たんぱく質 (ug/ug)
<i>P. aeruginosa</i> PAO1	$3.97 \times 10^{-4} \pm 0.41 \times 10^{-4}$
<i>P. aeruginosa</i> PAO-JP2	ND ^b
ろ過済み媒質	$1.62 \times 10^{-5} \pm 0.20 \times 10^{-5}$
<i>P. aeruginosa</i> PAO-JP2 ^a	ND ^b

^aP.aeruginosa PA01培養液のろ過済み媒質で成長させた細胞

^b検出不能

*P. aeruginosa*の粘液状株では、アルギン酸リアーゼが細胞外アルギン酸を分解できることが示されている (Boyd et al. 1994)。本発明者によってさらに研究を進めた結果、アルギン酸リアーゼはバイオフィルム中で*P. aeruginosa*株8830から人工的に放出させた場合に細胞外アルギン酸塩を分解できることが実証された。細胞外アルギン酸塩の破壊後、0.2%のドデシル硫酸ナトリウム (SDS) を加えることでこれらの細菌を完全に分散させることができる (Davies, 1996)

本研究において、洗剤を用いた処置では、放出されるアルギン酸リアーゼの不在下のバイオフィルムには影響がないことが示された。*P. aeruginosa* PA0-1を同様の実験条件下で0.2%のSDSで処理すると、細胞集塊からの細菌の分散又は溶解はまったく観察されなかった (図12、パネルA)。*P. aeruginosa* PA0-JP2を同じ態様でSDSで処置すると、細胞集塊が完全に分散し (図12、パネルB)、*P. aeruginosa* 株8830でアルギン酸塩の分解後に見られたのと同様な作用を呈した。この実験を一重ISL変異株*P. aeruginosa* PA0-JP1を用いて繰り返すと、SDS添加後に完全に分散することが分かった (図13)。*P. aeruginosa* PA0-JP1を10 μMのOdDHLの存在下で成長させると、0.2%のSDSによる処置を行っても細胞集塊中の細菌は分散しなかった。従って、ホモセリンラクトンの存在が、洗剤の作用による分散への耐性を担っていることが判明した。

バイオフィルムの分散。OdDHLの役割には、バイオフィルム構造の発達の調節と、洗剤による分散に対する耐性が含まれることが判明している。本発明者た

ちは、BHLがバイオフィルム中の細菌の天然の分散に関与していると信ずるもの

である。DdIII変異体*P.aeruginosa*PA0-JP1をハイオフィウムとして成長させると、細胞集塊の内部に大型のボイド空間が検出された(図14)。

*P.aeruginosa*PA0-JP1の細胞集塊の増殖期の間に、中央のボイド空間が、7日後に直径で50 μ mよりも大きな集塊中に生じた。これらのボイドは、かつて活発に運動性であり最終的には集塊の内側から集塊壁面を破って泳ぎ出したことが観察された細菌が占めていた部分である。*P.aeruginosa*PA0-JP2又は*P.aeruginosa*PD0100の形成する細胞集塊には検出されなかったこのような中央のボイドの存在は、BHLが基質ポリマ材料を分解することのできる酵素の放出を担っているという可能性を示唆したと仮定された。本発明者たちは、*P.aeruginosa*PD0100のバイオフィウムを成長させ、その流入媒質に、成長7日後の時点でBHLを20 μ Mの濃度で加えることにより、これを調査した。BHLを加えてから24時間経っても、観察可能な作用は検出されなかった。次に媒質の流れを遮断すると、16時間目の時点で著しい解離が開始して3時間の間続いた(図15。*P.aeruginosa*PD0100をBHLの不在下で成長させた場合には、媒質の流れは7日後に遮断した。流れの停止後96時間の観察期間の間に、細胞集塊の分散は何ら観察されなかった。

例3

ホモセリナクトン0dIII及びBHLを産生できない*P.aeruginosa*PA01変異体は、野生型*P.aeruginosa*PA01のバイオフィウムの複雑な構造に欠けるバイオフィウムを生ずる。野生型*P.aeruginosa*のバイオフィウムの複雑な構造には、広範な基質ポリマ、ボイド空間、集塊、吹流し、及び、下層及び細胞集塊内の両方において個々の生物同士の間にごく小さな間隙があることが挙げられる。

ホモセリナクトン0dIII及びBHLを産生できない*P.aeruginosa*PA01変異体の生ずるバイオフィウムは、0.21のSDSによる処置後に、完全に分散して自由に浮遊する個々の細胞になる。野生型*P.aeruginosa*のバイオフィウムは0.2%のSDSの添加による影響を受けない。ホモセリナクトン0dIII及びBHLを産生できない*P.aeruginosa*PA01変異体は検出可能な量のウロン酸を産生しな

い。野生型*P.aeruginosa*PA01は検出可能なウロン酸を産生するが、このウロン酸は、主要なバイオフィウム基質ポリマであると一般に考えられているアルギン酸

塩（一種のポリウロン酸）の産生を意味すると考えられる。

ホモセリンラクトンOdfIIIを産生できないP.aeruginosaPA01変異体は、内部に巨大なボイド空間を有する細胞集塊を生ずることが示されている。この現象は、野生型のP.aeruginosaPA01で観察されているが、ホモセリンラクトンOdfIII及びDFIIIを産生しないP.aeruginosaPA01変異体では観察されていない。

ホモセリンラクトンBILを産生できないP.aeruginosaPA01変異体は、野生型のバイオフィームと同じ態様で処置されたときにバイオフィームの分散を行なわない。さらに、これらの変異体バイオフィームにBILを添加すると、静止状態に最大18時間置かれたときこの細菌は分散を行なう。

例 4

本発明の化合物は、適した量の有効成分を含有する、例えば錠剤、カプセル、丸剤、粉末、顆粒、座薬、無菌の腸管外溶液又は懸濁液、無菌の非腸管外溶液又は懸濁液、経口用溶液又は懸濁液、水中油又は油中水乳濁液、等々などの単位用量形でヒト及び動物に全身投与するための薬学的組成に含めるのに有用である。局所投与は軟膏、クリーム、ローション、ゼリー、スプレー、灌注液、等々の形であってもよい。経口投与の場合は、固体又は流体の単位用量型を本発明の化合物で調製してもよい。本化合物は、組成中約1から99%及び好ましくは約5から15%の担体又は伝播体を一緒にした当該有効成分の薬学的組成（wt%）に含めるのに有用である。

流体又は固体の単位用量型は、経口投与用に容易に調製が可能である。例えば、式Iの化合物に、リン酸2カルシウム、珪酸アルミニウムマグネシウム、ステアリン酸マグネシウム、硫酸カルシウム、でんぷん、タルク、ラクトース、アラビアガム、メチルセルロース及び機能的に類似の物質などの従来の成分を薬学的賦形剤又は担体として混合することができる。持続放出剤を選択に応じて用いてもよい。カプセルは、本化合物を不活性な薬学的希釈剤に混合し、この混合物を

適した大きさの硬質ゼラチンカプセルに挿入することにより調製してもよい。軟質のカプセルが好ましい場合には、本化合物のスラリーと、容認可能な植物油、軽

油、又はその他の不活性の油脂とを機械でカプセル化してゼラチンカプセルにすることができる。

流体の単位用量型の経口投与には懸濁液、シロップ、及びエリキシルを用いることができる。油を含む流体製剤は油溶性の型で用いてもよい。例えばコーン油、ピーナッツ油又は紅花油などの植物油を、着香料、甘味料、及び何らかの保存剤と一緒に用いれば容認可能な流体製剤となる。界面活性剤を水に加えて流体単位用量のための乳濁液を形成してもよい。糖、サッカリン又は生物甘味料などの容認可能な甘味料と、着香料とをエリキシルの形で有するヒドロアルコール性薬学的製剤を用いてもよい。

腸管外及び座漿投与用の薬学的組成はさらに、当業において標準的な技術を用いても得ることができる。

本発明に基づく化合物の好適な用途は局所剤としてである。本化合物のもう一つの好適な用途は、火傷及び開放創の治療に特に有用な経皮腸管外抗炎症性薬学的製剤である。従って、これらの範囲への投与に適した組成は本発明に特に含まれる。上記の腸管外溶液又は懸濁液は経皮的に投与してもよいが、必要に応じて、より過度を高くした運動性形を投与してもよい。従って、運動性マトリックスへの有効化合物の組込みを経皮的に投与するために実施してもよい。本化合物は、組成のうち約1から99%で、そして好ましくは伝播体又は担体中約5から15% wt%の有効成分として経皮投与してもよい。

経皮的な治療系は、無損傷の皮膚に塗布したときに、制御された速度で薬剤を全身の血行に送達するような自給式投薬形である。経皮経路を用いる利点には、治療効能が高いこと、投薬の頻度が低いこと、時間的経過に対して血液中濃度を最適にすることにより副作用が軽減されていること、複数回の投薬スケジュールをなくしたことで患者のコンプライアンスが高くなったこと、肝臓の「一次通過」代謝を迂回することにより胃腸管での不適合を避けて、予測可能かつ長期の作用が得られること、が含まれる。しかしながら、皮膚の主な機能は化合物が進入する際の障壁として働くことである。その結果、経皮治療は、これまで、皮膚の障

壁を通過する拡散にとって好ましい生理化学的性質を有する、限られた数の薬剤に制限されてきた。皮膚の障壁機能を克服する有効な方法の一つは、透過促進剤を経皮治療系の製剤に含めることである。Barry, Brian W.: Dermatological Formulations: Percutaneous Absorption (Dekker, New York, 1983); Bronough et al, Percutaneous Absorption, Mechanisms-Methodology-Drug Delivery, (Marcel Dekker, New York, NY 1985); 及び Monkhous et al, Transdermal drug delivery: problems and promises, Drug Dev. Ind. Pharm. 14, 183-209 (1988) を参照されたい。

透過促進剤は、製剤に含めたときに、薬剤に対する皮膚の透過性を一次的に高めてより多くの薬剤を短時間で吸収させる化学的化合物である。ジメチルスルホキシド、*n*-デシルメチルスルホキシド、*N,N*-ジメチルアセトアミド、*N,N*-ジメチルホルムアミド、1-ドデシルアザシクロヘプタン-2-one (Azone)、プロピレングリコール、エタノール、*N*-メチル-2-ピロリドン (NMP) などのピロリドン及び界面活性物質など、異なる種類の透過促進剤がいくつか報告されている。上記の Bronough et al, 及び Stoughton et al, Azone: a New Non-toxic enhancer of percutaneous penetration, Drug Dev. Ind. Pharm., 9, 725-744 (1983) を参照されたい。

N-メチル-2-ピロリドンは、水、エチルアルコール、エーテル、クロロホルム、ベンゼン、酢酸エチル及び二硫化炭素と混和性の可変性の溶媒である。*N*-メチル-ピロリドンは石油精製などの産業処理に溶媒として広く用いられてきた GAF Corp.: "M-Pyrrol (N-methyl-2-pyrrolidone) Handbook", GAF Corp., New York, 1972。これは現在、局所及び経管外の獣医用薬剤中の可溶化剤として用いられている Wells, D.A. et al: Disposition and Metabolism of Double-Labeled [³H and ¹⁴C] N-methyl-2-pyrrolidone in the Rat, Drug Met. Dispos., 16, 243-249 (1988)。*N*-メチルピロリドンはさらに、効果的な透過促進剤であることが判明している Barry et al, Optimization and Bioavailability of Topical Steroids: Penetration Enhancers Under Occlusion, J. Inv. Derm., 82, 49-52 (1984); Akter et al, Absorption Through human Skin of Ibuprofen and Flurbiprofen; Effect of Dose variation, Deposited Drug Films, Occlusion and the Penetration Enhancer N-methyl-2-pyrrolidone, J. Pharm. Pharmacol., 37, 27-37 (1984); Hølegaard et al, Vesical

Effect on Topical Drug Delivery IV Effect of N-methylpyrrolidone and Polar Lipids on Percutaneous Transport. Int. J. Pharm., 43, 233-240 (1988); Sugibayashi et al. Effect of Several Penetration Enhancers on the Percutaneous Absorption of Indomethacin in Hairless Rat. Chem. Pharm. Bull., 36, 1519-1529 (1988); Bennett et al. Optimization of Bioavailability of Topical Steroids: Non-occluded penetration Enhancers Under Thermodynamic Control. J. Pharm. Pharmacol., 37, 298-304 (1985); Sasaki et al. Enhancing Effect of Pyrrolidone Derivatives on Transdermal Drug Delivery. 1. Ing. J. Pharm., 44, 14-24 (1988); Lee et al. Toxicity of N-methyl-2-pyrrolidone (NMP): Tetracyclic, Subchronic and Two-year Inhalation Studies. Fund. Appl. 1. Tox., 9, 222-235 (1987)。

上記及びその他の薬剤が、レザバ中に単独で、又は薬学的担体と共に組み合わされた形で存在していてもよい。本発明の目的にとって容認可能な薬学的担体は、当該薬剤、ホスト、又は薬剤の送達器具を含む材料に悪影響を与えない、当薬で公知の担体である。適した薬学的担体には、無菌水、生理食塩水、デキストロース、デキストロースの水溶液又は生理食塩水溶液、ひまし油 1 モル当り約30から35モルの酸化エチレンを配合したひまし油及び酸化エチレンの縮合物、リキッドアシッド、低級アルカノール、脂肪酸、又はホスファチド、例えばレシチン、等々、のモノ又はジ-グリセリドなどの乳化剤を加えたコーン油、ピーナツ油、ごま油、等々などの油脂類、グリコール、ポリアルキレングリコール、懸濁剤存在下の水生媒質、例えばカルボキシメチルセルロースナトリウム、アルギン酸ナトリウム、ポリ（ビニルピロリドン）、等々が単独で、又はレシチンなどの適した分散剤を加えたもの、ステアリン酸ポリオキシエチレン、等々が含まれる。担体にはさらに、保存安定、潤滑、保存安定、乳化剤などのアジュバントを、本発明の透過促進剤と一緒に含めてもよい。

哺乳類用の効果的用量は、治療しようとする被験体の年齢、体重、活動量又は状態などの因子に応じて様々であろう。典型的には、本発明に基づく化合物の有効用量は、一日に1から3回、経口または直腸的に投与するとき、0.01mg/kg化合物

の場合は約2.5 μM から50 μM 、そしてBLLの場合は5から100 μM 、好ましくは10から15 μM である。。成人のヒトに対し一日に1又は2回、腸管外、筋肉内又は経皮的に投与する場合は必要な用量はこれより少ない。

本発明の化合物は、組成のうち約1から99wt%、そして好ましくは約5から35 wt%で局所的に投与してもよい。

例5

殺菌用の組成には本発明の組成が含まれるが、好ましくは当業において公知の界面活性物質の組成が含まれるとよい。これらには、例えば陰イオン界面活性剤、陽イオン界面活性剤、非イオン系界面活性剤、及び、ドデシル硫酸ナトリウムを含むアソトリック（原語：asoteric）又は両性界面活性剤、四級アンモニウム化合物、よう化ビリジニウムアルキル、トウィーン80、トウィーン85、トリトンX-100、プリジ56、生物界面活性剤、ラムノリピド、サーファクテン、及びビスコンシンがあるが、これらに限定されない。殺菌用組成は、排水管、シャワーカーテン、グラウト、トイレ及びフローリングを含む、しかしこれらに限らず、殺菌が必要な公知の区域及び表面に利用してよい。具体的な用途は病院の表面及び医療器具上である。

例6

本発明の組成をコポリマコーティングに調合して製品に殺菌表面を提供してもよい。

例7

本発明の化合物を含む歯磨き剤又はうがい剤を、本発明の化合物を公知の歯磨き剤及びうがい剤に、（ここにその全文を参考文献として記入することとする）Remington's Pharmaceutical Sciences, 18th Ed., Mack Publishing Co., 1990, Chapter 109に記載されたように加えることで調合してもよい。歯磨き剤はゲル、ペースト、粉末又はスラリーとして調合してもよい。歯磨き剤には結合剤、研磨剤、香料、発泡剤及び潤滑剤を含めてもよい。うがい剤の調製は当業において公知であり、本発明の化合物をこれらに加えれば有利であろう。

上記の開示から、いくつかの実用的用途が明白である。P.acruginosaでのOdDII

L及びBHLの産生、分散、結合又は濃度を、バイオフィーム構造に干渉するように

操作することができる。バイオフィーム構造は、バイオフィーム中の流体及び化学物質の輸送、流体せん断への耐性、及び複数の種のバイオフィームへの一体化を担っていると考えられる。従って、*P. aeruginosa*が生じた及び生じつつあるバイオフィームの0dBHL及びBHLの作用を操作すれば、流体及び化学物質の輸送、流体せん断への耐性、及び複数の種のバイオフィームへの一体化に影響を与えられる可能性のあることが明白となった。

バイオフィーム発達のホモセリンラクトン0dBHL及びfBHLの活性を遮断することにより、0.2%又はそれより高い濃度のSDSを加えれば*P. aeruginosa*のバイオフィームを分散させることができる。SDS以外の洗剤も、同じ作用を持つ可能性がある。このような処置を何らかの殺菌剤と組み合わせれば、産業、環境及び医療分野でバイオフィームを処理する上での効果が著しく向上することであろう。

ホモセリンラクトン0dBHL及びfBHLを産生できないバイオフィーム中での基質ポリマの生成は著しく損なわれているという、より最近の結果は、基質ポリマの生成には0dBHLのみが必要であることを示唆している。*P. aeruginosa*の生ずるバイオフィーム中の基質ポリマの生成を遮断すれば、これらのバイオフィーム中の基質ポリマの作用が破壊されるに違いない。これらの作用には、バイオフィーム中の細胞に対する化学物質及び栄養物質の輸送への干渉、反応化学物質の作用に抵抗した生成、真核生物による生食からの保護、イオン（特に多価の陽イオン）に結合するバイオフィームの能力、免疫系の細胞及び化学物質による攻撃からの防御、pHの変動からの保護、及び、おそらく、通常のバイオフィームの発達及び存続に対する電気的及び／又は磁氣的干渉からの保護、が含まれるが、これらに限定されるものではない。

BHLの添加により、発達後の*P. aeruginosa*のバイオフィームでの分散反応が誘発されるはずである。バイオフィーム細胞にBHLを加えると、バイオフィームの基質ポリマ材料を蒸解してバイオフィーム内の細菌を互いに分離させることとなる酵素を、これらの細菌が産生及び／又は放出するはずである。分散後、これらの細菌は、例えば殺生剤、抗生物質、洗剤、放射線、等々の利用など、従来の方

法を用いれば容易に処理できるに違いない。BHI及び／又はBHI類似体をそ

れのみで、又は殺菌剤処理と併せて利用することは、発達したバイオフィルムを破壊する上で、又は、バイオフィルムの発達を防止する上で効果が高いことは間違いない。このような処理は家庭、産業分野、環境分野及び医療分野でバイオフィルムを制御するのに効果的なはずである。

参考文献

- Bainton, N.J., B.W. Bycroft, S.R. Chhabra, P. Stead, L. Gledhill, P.J. Hill, C.E.D. Rees, M.K. Winslow, G.P.C. Salmond, G.S.A.B. Stewart and P. Williams. 1992a. A general role for the *lux* autoinducer in bacterial cell signalling: control of antibiotic synthesis in *Erwinia*. *Gene*. 116:87-91.
- Bainton, N.J., P. Stead, S.R. Chhabra, B.W. Bycroft, G.P.C. Salmond, S.A.A.B. Stewart and P. Williams. 1992b. N-(3-oxohexanoyl)-L-homoserine lactone regulates carbapenem antibiotic production in *Erwinia carotovora*. *Biochem. J.* 288:997-1004.
- Beck von B.S. and S.K. Farrand. 1995. Capsular polysaccharide biosynthesis and pathogenicity in *Erwinia carotovora*. *J. Bacteriol.* 177:5000-5008.
- Boyd, A. and A.M. Chakrabarty. 1994. Role of the alginate lyase in cell detachment of *Pseudomonas aeruginosa*. *Appl. Environ. Microbiol.* 60:2325-2359.
- Brint, J.M. and D.E. Qhman. 1995. Synthesis of multiple exoproducts in *Pseudomonas aeruginosa* is under the control of RHIR-RhII. Another set of regulators in strain PAOI with homology to the autoinducer-responsive LuxR-LuxI family. *J. Bacteriol.* 177:7155-7163.
- Cohen-Bazire, G., W.R. Sistrom and R.Y. Stanier. 1957. Kinetic studies of pigment synthesis by non-sulfur purple bacteria. *J. Cell. Comp. Physiol.* 49:25-68.

Davies, D.G. 1996. Regulation of alginate biosynthesis in *Pseudomonas aeruginosa* biofilms. Doctoral Thesis Montana State University, Bozeman, MT.

Eberhard, A., A.L. Burlingame, C. Eberhard, G.L. Kenyon, K.H. Nealsen and N.J. Oppenheimer. 1981. Structural identification of autoinducer of *Photobacterium fischeri* luciferase. *Biochemistry* 20:2444-2449.

Eberhard, A., C.A. Widrig, P. McBath and J.B. Schineller. 1986. Analogs of the autoinducer of bioluminescence in *Vibrio fischeri*. *Arch. Microbiol.* 146:35-40.

Finlay, B.B. and Falkow, S. 1989. Common themes in microbial pathogenicity. *Microbiol. Rev.* 53:210-230.

Fuqua, W.C., S.C. Winans and E.P. Greenberg. 1994a. LasR of *Pseudomonas aeruginosa* is a transcriptional activator of the alkaline protease gene (*apr*) and an enhancer of exotoxin. A expression. *Infect. Immun.* 61:1180-1184.

Fuqua, W.C., S.C. Winans and E.P. Greenberg. 1994b. Quorum sensing in bacteria: the LuxR-LuxI family of cell density-responsive transcriptional regulators. *J. Bacteriol.* 176:269-275.

Givskov, M., R. DeNys, M. Manefield, L. Gram, R. Maximilten, L. Everl, S. Molin, P.D. Steinberg and S. Kjelleberg. 1996. Eukaryotic interference with homoserine lactone-mediated prokaryotic signalling. *J. Bacteriol.* 178:6618-6622.

Latifi, A., M. Foglino, K. Tanaka, P. Williams and A. Lazdunski. 1996. A hierarchical quorum sensing cascade in *Pseudomonas aeruginosa* links the transcriptional activators. LasR and RhIR (VsmR) to expression of the stationary-phase sigma factor RpoS. *Mol. Microbiol.* 21:1137-1146.

Kaplan, H.B. and E.P. Greenberg. 1985. Diffusion of autoinducer is involved in regulation of the *Vibrio fischeri* luminescence system. J. Bacteriol. 163:1210-1214.

Kintner, P.K., III and J.P. Van Buren. 1982. Carbohydrate interference and its correction in pectin analysis using the m-hydroxydiphenyl method. J. Food Sci. 47:756-760.

Pearson, J.R., R.C. Pesci and B.H. Iglewski. Submitted for publication.

Pearson, J.P., K.M. Gray, L. Passador, D.D. Tucker, A. Eberhard, B.H. Iglewski and E.P. Greenberg. 1994. Structure of the autoinducer required for expression of *Pseudomonas aeruginosa* virulence genes. Proc. Nat. Acad. Sci. USA. 91:197-201.

Peterson, G.L. 1997. A simplification of the protein assay method of Lowry et al. which is more generally applicable. Anal. Biochem. 83:346-356.

Schripsema, J., K.E.E. de Rudder, T.G. van Vhet, P.P. Lankhorst, E. de Vroom, J.W. Kijne and A.A.N. van Brussel. 1996. Bacteriocin small of Rhizobium leguminosarum belongs to the class of N-acyl-L-homoserine Lactone molecules, known as autoinducers and as quorum sensing co-transcription factors. J. Bacteriol. 178:366-371.

Swift, S., M.K. Winson, P.F. Chan, N.J. Bainton, M. Birstall, P.J. Reeves, C.E.C. Rees, S.R. Chhabra, P.J. Hill and G.S.A.B. Stewart. 1993. A novel strategy for the insolation of *lux/homologues* evidence for the widespread distribution of a LuxR:LuxI superfamily in enteric bacteria. Mol. Microbiol. 10:511-520.

Throup, J., M. Camara, G. Briggs, M.K. Winson, S.R. Chhabra, B.W. Bycroft, P. Williams and G.S.A.B. Stewart. 1995. Characterization of the *yenIyexR* locus from *Yersinia enterocolitica* mediating the synthesis for the N-acylhomoserine lactone signal molecules. Mol. Microbio. 17:345-356.

Winson, M.K., M. Camara, A. Latifi, M. Foglino, S.R. Chhabra, M. Daykin, M. Bally, V. Chapon, G.P.C. Salmond, B.W. Bycroft, A. Lazdanski, G.S.A.B. Stewart and P. Williams. 1995. Multiple N-acyl-L-homoserine lactone signal molecules regulate production of virulence determinants and secondary metabolites in *Pseudomonas aeruginosa*. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 92:9427-9431.

Zhang, L., P.J. Murphy and I.T. Max. 1993. Agrobacterium conjugation and gene regulation by N-acyl-L-homoserine lactones. Nature. 362:446-448.

Allison, D.G. and I.W. Sutherland. 1984. A staining technique for attached bacteria and its correlation to extracellular carbohydrate production. J. Microbiol. Methods. 2:93-99.

Allison, D.G. and I.W. Sutherland. 1987. The role of polysaccharides in adhesion of freshwater bacteria. *J. Gen. Microbiol.* 133:1319-1327.

Anwar, H., J.L. Strap, K. Chen and J.W. Costerton. 1992. Dynamic interactions of biofilms on mucoid *Pseudomonas aeruginosa* with tobramycin and piperacillin. *Antimicrob. Agents Chemother.* 36:1208-1214.

Boivin, J. and J.W. Costerton. 1991. Biofilms and biodeterioration. *In* Biodeterioration and biodegradation 8 (ed.) H.W. Rossmore, p. 53-62. Elsevier Appl. Sci., London.

Boyd, A., M. Ghosh T.B. May, D. Shinabarger, R. Keogh and A.M. Chakrabarty. 1993. Sequence of the *algL* gene of *Pseudomonas aeruginosa* and purification of its alginate lyase product. *Gene* 131:1-8.

Boyd, A. and A.M. Chakrabarty. 1994. Role of the alginate lyase in cell attachment of *Pseudomonas aeruginosa*. *Appl. Environ. Microbiol.* 60:2325-2359.

Boyd, A., R.W. Ye and A.M. Chakrabarty. 1995. Purification and characterization of the alginate lyase of *Pseudomonas aeruginosa*. *J. Bacteriol.* Submitted.

Christensen, B.E. and W.G. Characklis. 1990. Physical and chemical properties of biofilms. pp. 93-130, *In*: W.G. Characklis and K.C. Marshall (eds.), *Biofilms*. John Wiley & Sons, New York.

Costerton, J.W., K.J. Cheng and G.G. Gessey. 1987. Bacterial biofilms in nature and disease. *Ann. Rev. Microbiol.* 41:435-464.

Davies, D.G., A.M. Chakrabarty and G.G. Gessey. 1993. Exopolysaccharide production in biofilms. Substratum activation of alginate gene expression by *Pseudomonas aeruginosa*. Appl. Environ. Microbiol. 59:1181-1186.

Davies, D.G. and G.G. Gessey. 1995. Regulation of the alginate biosynthesis gene *algC* in *Pseudomonas aeruginosa* during biofilm development in continuous culture. Appl. Environ. Microbiol. 61:860-867.

Davies, D.G. 1996. Regulation of alginate biosynthesis in *Pseudomonas aeruginosa* biofilms. Doctoral Thesis. Montana State University, Bozeman, MT.

Dempsey, M.J. 1981. Marine bacterial fouling: a scanning electron microscope study. Marine Biol. 61:305-315.

Fletcher, M. 1980. Adherence of marine micro-organisms to smooth surfaces, pp. 347-371. In E.H. Beachey (ed.), Bacterial Adherence (Receptors and Recognition, series 3, vol. 6). Chapman & Hall, London.

Floodgate, G.D., 1972. The mechanism of bacterial attachment to detritus in aquatic systems. Memorie dell'Istituto italiano di idrobiologia Dott. Carlo di Marchi 29 (suppl.), 309-323.

Gacesa, P. 1987. Alginate-modifying-enzymes. A proposed unified mechanism of action for the lyases and epimerases. FEBS Lett. 212:199-202.

Gambello, M.J., S. Kaye and B.H. Iglewski. 1993. LasR of *Pseudomonas aeruginosa* is a transcriptional activator of the alkaline protease gene (*apr*) and an enhancer of exotoxin A expression. Infect. Immun. 61:1180-1184.

Geesey, G.G., W.T. Richardson, H.G. Yeomans, R.T. Irvin and J.W. Costerton, 1997. Microscopic examination of natural sessile bacterial populations from Alpine streams. *Can. J. Microbiol.* 23:1733-1736.

Holloway, B.W. 1955. Genetic recombination in *Pseudomonas aeruginosa*. *J. Gen. Microbiol.* 13:572-581.

Hengge-Atonis, R. 1993. Survival of hunger and stress: the role of *rpoS* in early stationary phase regulation in *Escherichia coli*. *Cell*. 72:165-168.

Jones, H.C., L.L. Roth and W.M. Sanders. 1969. Electron microscopic study of a slime layer. *J. Bacteriol.* 99:316-325.

Khoury, A.E., K. Lam, B.D. Ellis and J.W. Costerton. 1992. Prevention and control of bacterial infections associated with medical devices. *ASAIO J.* 38:M174-178.

Latifi, A., K.M. Winson, M. Foglino, B.S. Bycroft, G.S.A.B. Stewart, A. Lazdunski and P. Williams. 1995. Multiple homologues of LuxR and LuxI control expression of virulence determinants and secondary metabolites through quorum sensing in *Pseudomonas aeruginosa* PAO1. *Mol. Microbiol.* 17:333-344.

Latifi, A., M. Foglino, K. Tanaka, P. Williams and A. Lazdunski. 1996. A hierarchical quorum-sensing cascade in *Pseudomonas aeruginosa* links the transcriptional activators LasR and RhIR (VsmR to expression of the stationary-phase sigma factor RpoS.) *Mol. Microbiol.* 21:1137-1146.

Nicholas, W.W., M.J. Evans, M.P.E. Slack and H.L. Walmsley. 1989. The penetration of antibiotics into aggregates of mucoid and nonmucoid *Pseudomonas aeruginosa*. *J. Gen. Microbiol.* 135:1291-1303.

Ochsner, U.A. and J. Reiser. 1995. Autoinducer-mediated regulation of rhamnolipid biosurfactant synthesis in *Pseudomonas aeruginosa*. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 92:6424-6428.

Pearson, J.P., L. Pasador, B.H. Iglewski and E.P. Greenberg. 1995. A second *N*-acylhomoserine lactone signal produced by *Pseudomonas aeruginosa*. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 92:1490-1494.

Preiss, J. and G. Ashwell. 1962a. Alginic acid metabolism in bacteria. I. Enzymatic formation of unsaturated oligosaccharides and L-deoxy-L-erythro-5-hexoseulose uronic acid. M. Biol. Chem. 237:309-316.

Preiss, J. and G. Ashwell. 1962b. Alginic acid metabolism in bacteria. II. The enzymatic reduction of 4-deoxy-L-erythro-5-hexoseulose uronic acid to 2-keto-3-deoxy-D-gluconic acid. J. Biol. Chem. 237:321.

Schiller, N.L., S.R. Monday, C.M. Boyd, N.T. Keen and D.E. Ohman. 1993. Characterization of the *Pseudomonas aeruginosa* alginate lyase gene (*algL*): cloning, sequencing and expression in *Escherichia coli*. J. Bacteriol. 175:4780-4789.

Stinivasan, R., P.S. Stewart, T. Griebbe, C.I. Chen and X. Xu. 1995. Biofilm parameters influencing biocide efficacy. Biotech. Bioeng. 46:553-560.

Stewart, P.S. 1994. Biofilm accumulation model that predicts antibiotic resistance of *Pseudomonas aeruginosa* biofilms. Antimicrob. Agents Chemother. 38:1052-1058.

Sutherland, I.W. 1980. Polysaccharides in the adhesion of marine and freshwater bacteria. pp. 329-338. In R.C. W. Berkeley, J.M. Lynch, J. Melling, P.R. Rutter and B. Vincent (eds.), Microbial Adhesion to Surfaces. Ellis Horwood, London.

Tachiro, H., T. Numakura, S. Nishikawa and Y. Miyaji. 1991. Penetration of biocides into biofilms. Wat. Sci. Technol. 23:1395-1403.

Wallace, W.H., J.T. Fleming, D.C. White and G.S. Sayler. 1994. An *algD*-Bioluminescent reporter plasmid to monitor alginic acid production in biofilms. Microb. Ecol. 27:225-239.

Wardell, J.N., C.M. Brown and B. Flannigan. 1983. In Microbes and surfaces. Symposia for the Society for General Microbiology. 34:351-378.

Winson, M.K., M. Camara, A. Laifi, M. Foglino, S.R. Chhabra, M. Daykin, M. Bally, V. Chapon, G.P.C. Salmond, B.W. Bycroft, A. Lazdunski, G.S.A.B. Stewart and P. Williams. 1995. Multiple N-acyl-L-homoserine lactone signal molecules regulate production of virulence determinants and secondary metabolites in *Pseudomonas aeruginosa*. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 92:9427-9431.

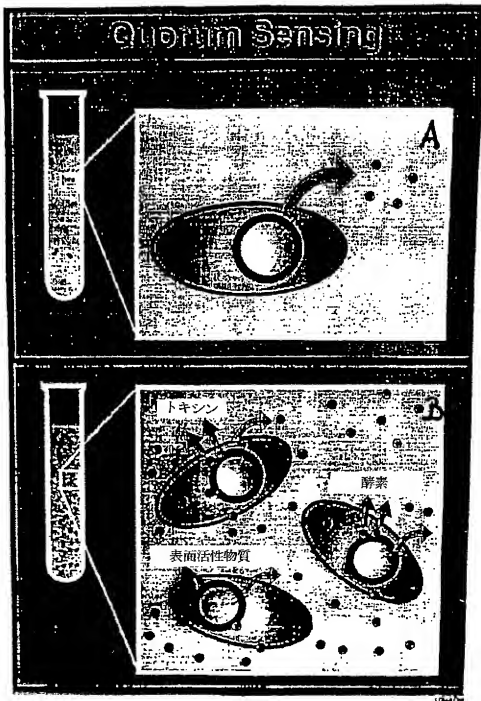
Zobell, C.E. 1943. the effect of solid surfaces upon bacterial activity. J. Bacteriol. 46:39-56.

上記の説明及び例の目的は、限定を意味することなく本発明のいくつかの実施例の実例を挙げることである。当業者であれば、様々な改良および変更を本発明の精神又は範囲から逸脱することなく本発明の組成及び方法に行なうことができることは明白であろう。ここで引用された特許及び公開文献はすべて、その全文を参考として編入されたものである。

【図1】

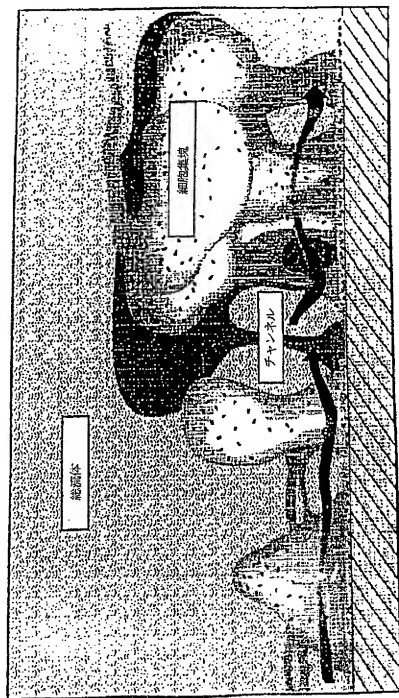
クオラム・センシング

Fig 1



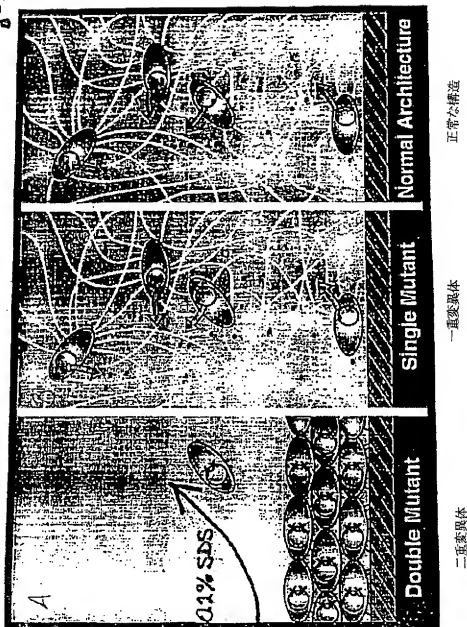
【図2】

Fig. 2



【图3】

Fig. 3.



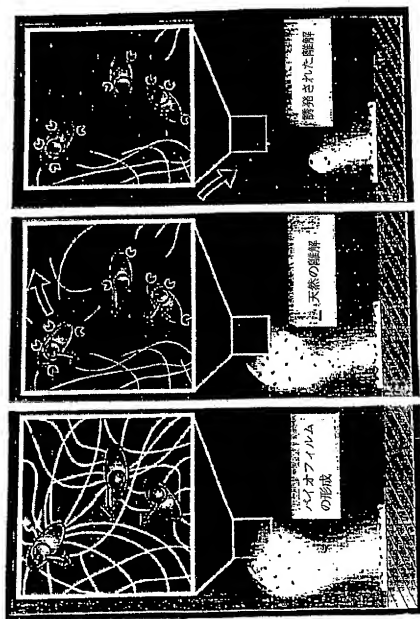
正常な構造

一重変異体

二重変異体

【図4】

Fig 4



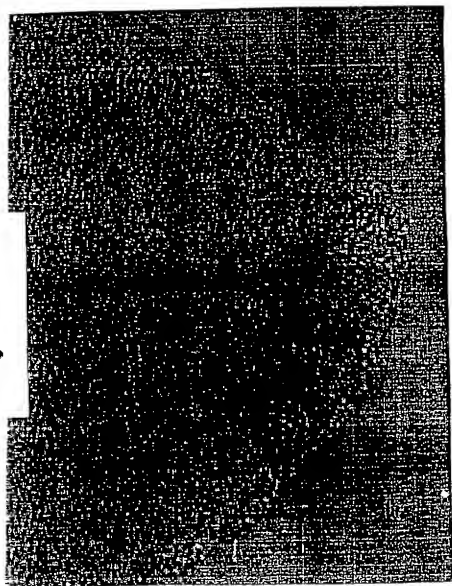
【図5】



Figure 5

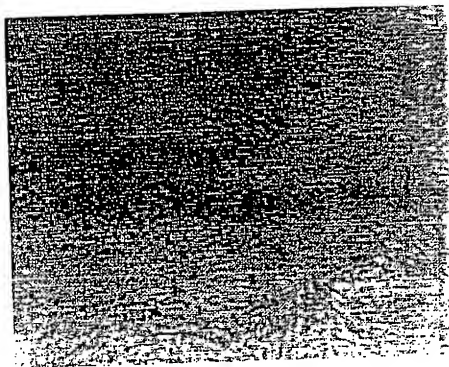
【図6】

Figure 6



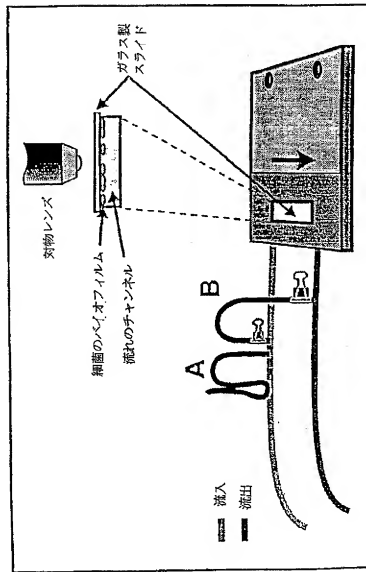
【図7】

Figure 7



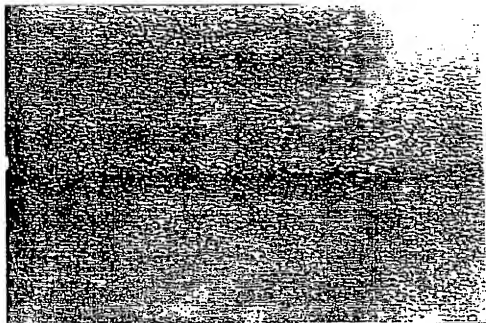
【図8】

Figure 8

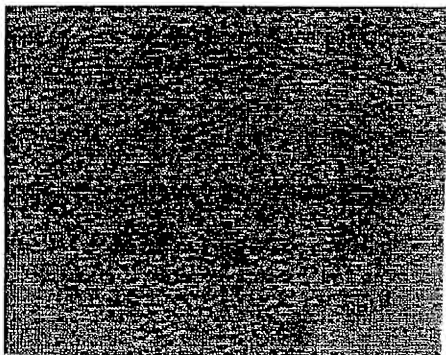


【图9】

Figure 9

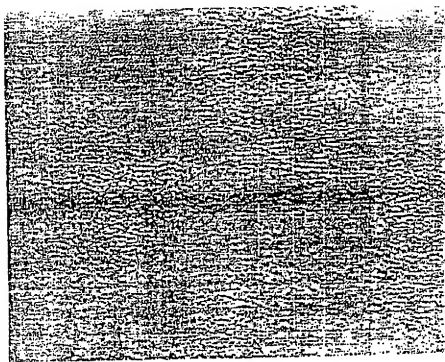


【図10】

Figure 10

【图11】

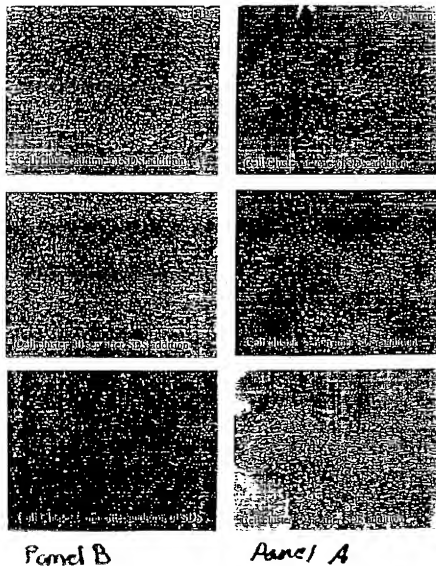
Figure 11



【図12】

Figure 12

Paeruginosa PAO1 JP2 及び Paeruginosa PAO 1 親株の
細胞集塊に対する 0.2% のドデシル硫酸ナトリウムの添加



【図13】

Figure 13

親株の使用済み媒質中で成長させた *Pseudomonas aeruginosa* JP2 の
細胞集塊に対する 0.2% の SDS の添加



SDS 添加時の細胞集塊



SDS 添加から 3 分後の細胞集塊



SDS 添加から 10 分後の細胞集塊



SDS 添加から 30 分後の細胞集塊



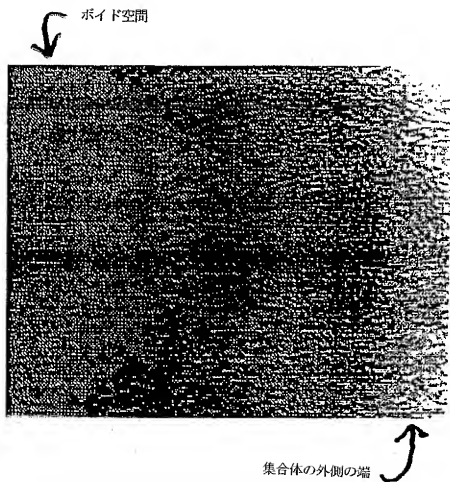
SDS 添加から 35 分後の細胞集塊



SDS 添加から 23 時間後の細胞集塊

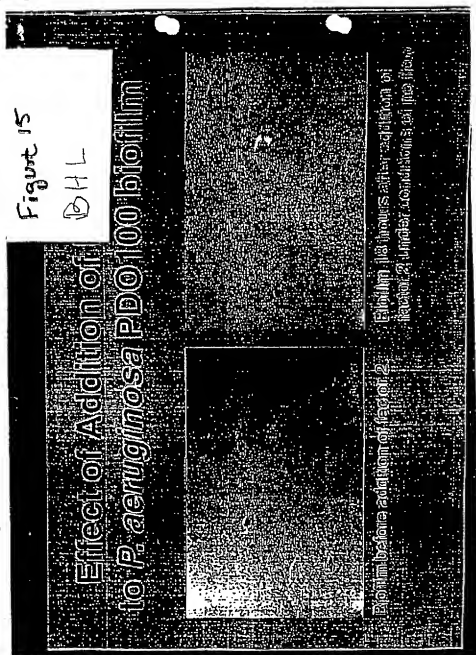
【図14】

Figure 14



【図15】

Paeruginosa PDO100 のバイオフィルムに対する BHL 添加の作用



因子2を加える前のバイオフィルム

流れなしの条件下で因子2を添加してから
18時間後のバイオフィルム

【国際調査報告】

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.
PCT/JP98/12728

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER IPC(6) : A61K 31/335, 31/38; C07D 307/33 US CL : 514/445, 447, 472, 473; 549/321, 63; 424/49, 446 According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC		
B. FIELDS SEARCHED Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols) U.S. : 514/445, 447, 472, 473; 549/321, 63; 424/49, 446 Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched Electronic data base consulted during the international search (name of data base used, where practicable, search terms used) CHEMICAL ABSTRACTS		
C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	US 5,591,872 A (PEARSON et al) 07 January, 1997, see entire document.	1-61
A	US 5,776,974 A (BYCROFT et al) 07 July 1998, see entire document.	1-61
<input type="checkbox"/> Further documents are listed in the continuation of Box C. <input type="checkbox"/> See patent family annex.		
* "A"	document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance	"T"
"T"	earliest document published on or after the international filing date	"X"
"L"	document which may throw doubts on novelty claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)	"Y"
"O"	document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means	"G"
"P"	document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed	
Date of the actual completion of the international search 23 DECEMBER 1998		Date of mailing of the international search report 28 JAN 1999
Name and mailing address of the ISA/US Commissioner of Patents and Trademarks Box PCT Washington, D.C. 20231 Facsimile No. (703) 305-3230		Authorized officer JAMES H. REAMER Telephone No. (703) 308-1235

Form PCT/ISA/210 (second sheet) (July 1992)*

フロントページの続き

(S1) Int. Cl.⁷
C 0 7 D 307/22

識別記号

F I
C 0 7 D 307/22

キーワード (参考)

C

(81) 指定国 EP (A T, B F, C H, C Y, D E, D K, E S, F I, F R, G B, G R, I E, I T, L U, M C, N L, P T, S E), A U, C A, J P

(71) 出願人 ユニバーシティ オブ ロチェスター
アメリカ合衆国 14642 ニューヨーク州
ロチェスター (番地なし)(72) 発明者 デービス デビット ジー.
アメリカ合衆国 モンタナ州 ボーズマン
(番地なし)(72) 発明者 コスタートン ジョン ウィリアム
アメリカ合衆国 モンタナ州 ボーズマン
(番地なし)(72) 発明者 パーセック マシュー アール.
アメリカ合衆国 52245 アイオワ州 ア
イオワシティ、メルローズアベニュー
1219(72) 発明者 グリーンバーグ エベレット ビー.
アメリカ合衆国 52240 アイオワ州 ア
イオワシティ、スチュワートロード
4020(72) 発明者 ビアソン ジェームズ ビー.
アメリカ合衆国 94301 カリフォルニア
州 パロアルト、ミドルフィールドロード
1003(72) 発明者 イグレウスキー パーバラ エイチ.
アメリカ合衆国 14450 ニューヨーク州
フェアポート、マックコードウッズ 8

